

08.10.03

日本国特許庁
JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されて
いる事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed
with this Office.

出願年月日
Date of Application: 2003年 5月15日

RECD 27 NOV 2003

WIPO PCT

出願番号
Application Number: 特願2003-136738

[ST. 10/C]: [JP 2003-136738]

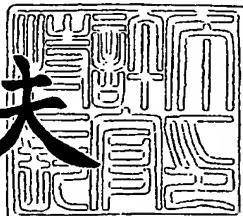
出願人
Applicant(s): 科学技術振興事業団

PRIORITY DOCUMENT
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH
RULE 17.1(a) OR (b)

2003年11月14日

特許庁長官
Commissioner,
Japan Patent Office

今井康夫



BEST AVAILABLE COPY

【書類名】 特許願
【整理番号】 P0981505
【提出日】 平成15年 5月15日
【あて先】 特許庁長官 殿
【国際特許分類】 A61K 31/365
【発明者】
【住所又は居所】 千葉県千葉市中央区新宿1-8-10千葉中央サニーコート901
【氏名】 小林 孝志
【特許出願人】
【識別番号】 396020800
【氏名又は名称】 科学技術振興事業団
【代理人】
【識別番号】 100098682
【弁理士】
【氏名又は名称】 赤塚 賢次
【電話番号】 03-3251-5108
【先の出願に基づく優先権主張】
【出願番号】 特願2002-336867
【出願日】 平成14年11月20日
【手数料の表示】
【予納台帳番号】 047692
【納付金額】 21,000円
【提出物件の目録】
【物件名】 明細書 1
【物件名】 図面 1
【物件名】 要約書 1
【プルーフの要否】 要

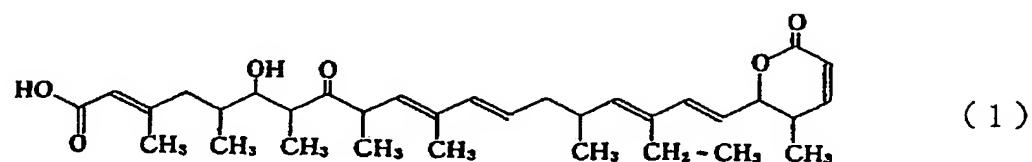
【書類名】 明細書

【発明の名称】 マトリックスメタロプロテアーゼー9の產生を阻害するための薬剤

【特許請求の範囲】

【請求項1】 下記式(1)：

【化1】



で示されるレプトマイシンB又はその誘導体を有効成分として含有する、マトリックスメタロプロテアーゼー9の產生を阻害するための薬剤。

【請求項2】 マトリックスメタロプロテアーゼー9関連皮膚疾患の予防薬又は治療薬であることを特徴とする請求項1記載の薬剤。

【請求項3】 前記予防薬又は治療薬が、その投与形態が皮膚外用剤であることを特徴とする請求項2記載の薬剤。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】

本発明は、マトリックスメタロプロテアーゼー9の產生を阻害するための薬剤に関するものである。

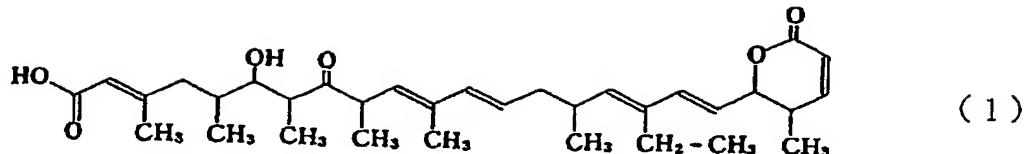
【0002】

【従来の技術】

下記式(I)：

【0003】

【化2】



【0004】

で示されるレプトマイシンB (Leptomyycin B又はLMB) は、本来、抗カビ抗生物質として発見されたが、後に、該レプトマイシンBの誘導体も同様の抗カビ活性があることが判明し、現在では、特に抗癌剤として注目されている。

【0005】

特開平5-13133号公報には、レプトマイシンBを有効成分とし、皮下注射、静脈内注射、筋肉内注射などの非経口投与又は経口投与法により投与される抗腫瘍剤が記載されている。該抗腫瘍剤によれば、マウスに移植したP388細胞、ルイス・ランダ・カルチノーマ細胞、B16メラノーマ細胞及びエーリッヒ・カルチノーマ細胞などに強い抗腫瘍作用を示すことができるが、レプトマイシンBがいかにして腫瘍細胞に作用するのかが不明であるため、抗腫瘍剤以外の用途の開拓は行われていなかった。

【0006】

マトリックスメタロプロテアーゼ (MMPs) は、細胞外マトリックス蛋白を主要な基質とする一群の金属プロテアーゼの総称である。MMPsは生体内組織代謝において重要な役割を果たしている。なかでもマトリックスメタロプロテアーゼ-9 (MMP-9) はゼラチナーゼとしてゼラチン成分を分解するのみではなく、別名IV型コラゲナーゼとも言われるよう、各種コラーゲン、エラスチン、ファイブロネクチンなど細胞外マトリックス成分を分解し、さらには腫瘍成長因子 (TGF- β) や腫瘍壞死因子 (TNF- α) を活性化する可能性が示されてきた。

【0007】

最近、人為的にMMP-9を欠如させたマウスについての検討、及びMMP-

9の発現をモニターしたマウスについての検討から、特に周囲の炎症性細胞から浸潤したMMP-9が、癌の浸潤と転移を引き起こす要因であり、且つ水疱症に際して水疱形成を引き起こす要因であること、表皮由来のMMP-9が紫外線照射時のアポトーシスに関わっており、紫外線皮膚炎に関わっていることが明らかになっている。また、MMP-9が創傷治癒の遅延をもたらすことも明らかにされている。さらには、MMP-9が血管新生をもたらすことも明らかになっている。加えて、上記された水疱症、紫外線皮膚炎、及び創傷治癒の遅延は、皮膚の炎症性疾患であるため、これらの皮膚の炎症性疾患に関わるMMP-9は、湿疹皮膚炎に関わっていると考えられる。

【0008】

表皮由来のMMP-9と表皮の角化との関係については、本発明者により、好中球由来MMP-9の分離、精製を行い、MMP-9に対する単クローナル抗体を作成し、同抗体により皮膚組織におけるMMP-9の局在化について検討したところ、表皮角化組織にMMP-9が局在することを確認した。さらに、培養した表皮角化細胞を用いて、角化細胞への分化刺激を行った際に、MMP-2と比較して、MMP-9の方がより特異的に発現が亢進されることを確認した。この発現の亢進に関わる転写因子結合遺伝子領域として、従来から知られるTPA responsive elementに加えて角化のマーカーである involucrinと共に遺伝子プロモーター領域であるKRE-M9が、MMP-9プロモーター中に存在することを発見したが、該発見は、角化細胞への分化刺激を行った際のMMP-9の特異的な発現の亢進を支持するものである。元来、角化は、表皮角化細胞のプログラムされた細胞死であり、アポトーシスの1種と考えられ、かかるアポトーシス、特に表皮細胞のアポトーシスに際して、炎症の一症状として、過角化すなわち角化異常症の臨床症状を呈することが多いが、本発明者の研究により角化細胞への分化刺激を行った際にMMP-9が特異的に発現亢進されることが判明したため、かかる表皮の角化におけるアポトーシスに際しての角化異常症についてもMMP-9が関与している可能性が示唆された。

【0009】

このように、MMP-9は、皮膚科領域においても、癌の浸潤と転移、水疱症

における水疱形成、血管新生、創傷治癒の遅延、湿疹皮膚炎、紫外線皮膚炎、及び角化異常症等の皮膚の炎症性疾患に関わるものである。

【0010】

よって、MMP-9の產生を阻害することにより、癌の浸潤と転移、並びに水疱症、血管新生、創傷治癒の遅延、湿疹皮膚炎、及び紫外線皮膚炎、角化異常症等の種々の皮膚の炎症性疾患の改善が期待される。

【0011】

【特許文献1】

特開平5-13133号公報（請求項1、第1～2頁、表1）

【0012】

【発明が解決しようとする課題】

従って、本発明は、MMP-9の產生を阻害する新規な薬剤を提供することをその課題とする。

【0013】

【課題を解決するための手段】

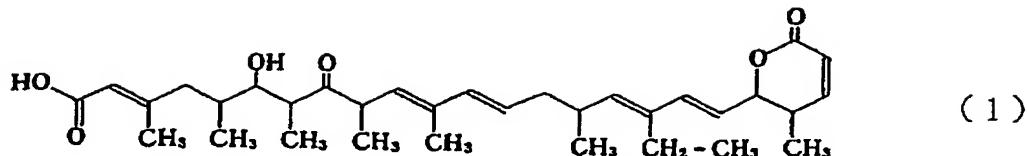
かかる実情において、本発明者は鋭意検討を行なった結果、レプトマイシンBが、培養表皮角化細胞に由来するMMP-9の產生を、MMP-2と比較して、特異的に阻害できること、さらには、高濃度のカルシウムを添加することによる刺激又はTGF- β を添加することによる刺激などの分化刺激を行う条件下、及びTNF- α を添加することによる刺激又はIL-1 α を添加することによる刺激などの炎症惹起刺激を行う条件下においてもMMP-9の產生を阻害できることを見出し、本発明を完成するに至った。

【0014】

すなわち、本発明（1）は、下記式（1）：

【0015】

【化3】



【0016】

で示されるレプトマイシンB又はその誘導体を有効成分として含有する、マトリックスメタロプロテアーゼー9の產生を阻害するための薬剤を提供するものである。かかる構成とすることにより、MMP-9の產生を、MMP-2と比較して、特異的に阻害でき、さらには、高濃度のカルシウムを添加することによる刺激又はTGF- β を添加することによる刺激などの分化刺激を行う条件下、及びTNF- α を添加することによる刺激又はIL-1 α を添加することによる刺激などの炎症惹起刺激を行う条件下においてもMMP-9の產生を阻害することができるという効果を奏するものである。

【0017】

また、本発明（2）は、マトリックスメタロプロテアーゼー9関連皮膚疾患の予防薬又は治療薬である前記発明（1）記載の薬剤を提供するものである。かかる構成とすることにより、上記発明（1）の奏する効果に加えて、MMP-9関連皮膚疾患の予防又は治療を効果的に行うことができるという効果を奏する。

【0018】

また、本発明（3）は、前記予防薬又は治療薬が、その投与形態が皮膚外用剤である上記発明（2）記載の薬剤を提供するものである。かかる構成とすることにより、上記発明（2）の奏する効果に加えて、MMP-9関連皮膚疾患の予防効果又は治療効果を一層向上させることができるという効果を奏する。

【0019】

【発明の実施の形態】

本発明のMMP-9を阻害するための薬剤は、LMB又はその誘導体を有効成分として含有する。LMBは、放線菌に属するストレプトマイセス属に属するLMB生産菌が生産する抗生物質であり、[ザ・ジャーナル・オブ・アンティбиオ

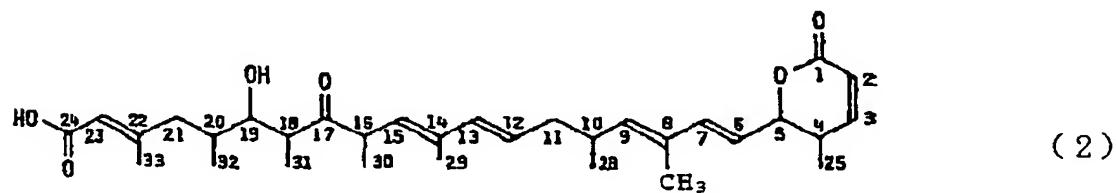
テイツクス (The Journal of Antibiotics)、1983年、第36巻、639～650頁] に記載される方法に従って、培養したLMB生産菌から分離精製して得ることができる。

【0020】

また、LMBの誘導体については、下記式(2)；

【0021】

【化4】

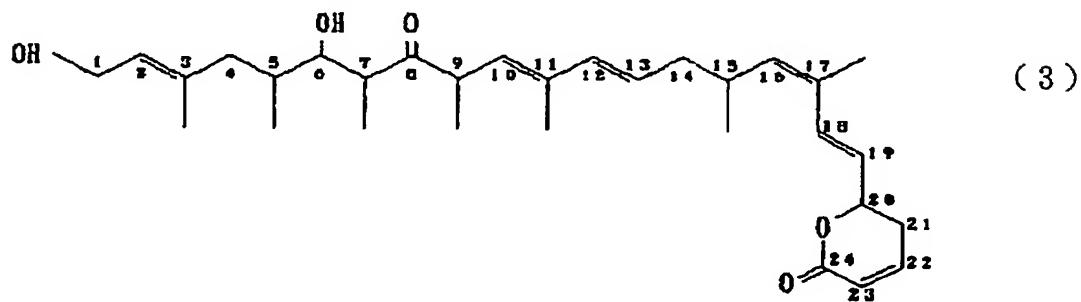


【0022】

で表されるレプトマイシンA、下記式(3)；

【0023】

【化5】

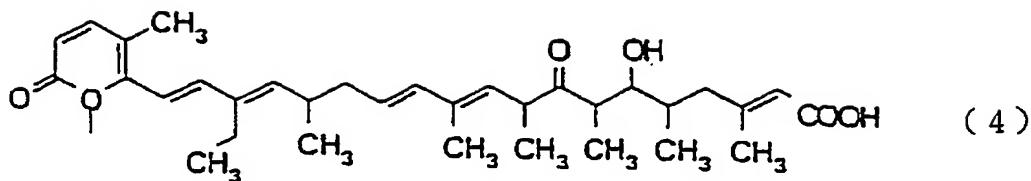


【0024】

で表される物質S-59917a、及び下記式(4)；

【0025】

【化6】



【0026】

で表されるエラクトシンからなる群より選ばれるLMBの誘導体を例示することができる。レプトマイシンAは、上記したLMB生産菌が生産する抗生物質であり、〔ザ・ジャーナル・オブ・アンティバイオテイツクス (The Journal of Antibiotics)、1983年、第36巻、639~650頁〕に記載される方法に従って、培養した前記LMB生産菌から分離精製して得ることができ、また、物質S-59917aは、ストレプトマイセス属に属する物質S-59917a生産菌が生産する抗生物質であり、特開平5-39283号公報に記載されるように、培養したS-59917a生産菌から分離精製して得ができる。

【0027】

本発明のMMP-9の産生を阻害するための薬剤は、MMP-9関連皮膚疾患の予防薬又は治療薬として用いることができるが、MMP-9関連皮膚疾患としては、癌の浸潤と転移、並びに水疱症、血管新生、創傷治癒の遅延、湿疹皮膚炎、紫外線皮膚炎、又は角化異常症等を挙げることができ、好ましくは、水疱症、血管新生、創傷治癒の遅延、湿疹皮膚炎、紫外線皮膚炎、又は角化異常症を挙げることができ、特に好ましくは、水疱症、創傷治癒の遅延、湿疹皮膚炎、紫外線皮膚炎、又は角化異常症を挙げることができる。また、本発明のMMP-9の産生を阻害するための薬剤は、MMP-9の産生を抑制するものであるが、TNF- α 、IL-1 α などのサイトカインにより細胞に炎症反応を惹起させ、MMP-9産生を誘導する場合においても、MMP-9の産生が阻害されると好ましく、この場合、水疱症、血管新生、創傷治癒の遅延、湿疹皮膚炎などのMMP-9関連皮膚疾患の治療薬又は予防薬、あるいは水疱症、創傷治癒の遅延、湿疹皮膚

炎などのMMP-9関連皮膚疾患の治療薬又は予防薬として有効である。さらには、高濃度のカルシウム、TGF- β を添加することにより分化刺激を行うことにより細胞に角化などの分化を誘導し、MMP-9産生を誘導する場合においても、MMP-9の産生が阻害されると好ましく、この場合、紫外線皮膚炎、角化異常症などのMMP-9関連皮膚疾患の治療薬又は予防薬として有効である。

【0028】

本発明の薬剤を医薬品として使用する際には、予防又は治療上有効な量のレプトマイシンBまたはその誘導体が、製薬学的に許容できる担体又は希釈剤とともに製剤化されるとよい。その他にも、結合剤、吸収促進剤、潤滑剤、乳化剤、界面活性剤、酸化防止剤、防腐剤、着色剤、香料、甘味料などを添加してもよい。医薬製剤の剤形としては、顆粒剤、細粒剤、錠剤、カプセル剤、丸剤、軟膏、ゲル、ペースト、クリーム、噴霧剤、溶液剤、懸濁液剤などを挙げることができ、その投与形態としては、経口投与の他、注射、外用などの非経口投与など種々の投与形態を挙げることができる。

【0029】

本発明の薬剤は、その投与形態が皮膚外用剤である治療薬又は予防薬であると好ましく、皮膚に塗布されて使用される皮膚外用剤であると特に好ましい。本発明の薬剤を皮膚外用剤とするには、LMB又はその誘導体に加えて通常薬用外用剤又は化粧料に配合される成分、例えば紫外線吸収剤、油性成分、保湿剤、増粘剤、乳化剤、防腐剤、粉体、乳化安定剤、pH調整剤、香料、アルコール、水等が配合できる。ここで紫外線吸収剤としては、ジベンゾイルメタン誘導体、ケイ皮酸エステル誘導体、ベンゾフェノン誘導体、p-アミノ安息香酸誘導体等の有機系紫外線吸収剤、及び亜鉛華、雲母、雲母チタン、酸化チタン、酸化マグネシウム、酸化ジルコニウム等の無機系紫外線吸収剤等が挙げられる。

【0030】

また、油性成分としては、流動パラフィン、ワセリン、パラフィンワックス、スクワラン、ミツロウ、カルナバロウ、オリーブ油、ラノリン、高級アルコール、脂肪酸、高級アルコールと脂肪酸の合成エステル油、シリコーン油、フッ素系油剤等が挙げられる。

【0031】

また、皮膚外用剤中へのレプトマイシンBまたはその誘導体の配合量は、特に制限されないが、0.0001～50重量%が好ましく、0.001～20重量%が特に好ましい。本発明の皮膚外用剤は、軟膏、クリーム、乳液、ローション、パック、浴用剤等、皮膚外用剤として用いるものであればいずれでもよく、剤形は特に問わない。

【0032】**【実施例】**

以下、実施例を挙げて本発明を更に具体的に説明するが、これは単に例示であって、本発明を制限するものではない。

【0033】**実施例1**

MMP-9の產生が、LMBによって阻害されることを検証するために以下の実験を行った。

【0034】**<ヒト表皮角化細胞の培養>**

新生児の包皮を、4℃で、カゼイン分解活性が25.0 caseinolytic units/mlであるディスパーゼで16時間処理した。鉗子を用いて、真皮から表皮をはぎとった後、表皮を0.05%トリプシンで5分間処理した。分離させたヒト包皮角化細胞(HFKs)を、keratinocyte-SFM培地(Invitrogen社製)を有するプレートにて37℃で温置いて、3代にわたって継代培養した。次いで、ヒト包皮角化細胞(HFKs)を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0nM、0.4nM、2nM、10nMとなるようにLMBを添加し、さらに37℃で24時間温置した。その後、該4つのプレートからkeratinocyte-SFM培地の4種のならし培地を収集して、以下のゼラチンザイモグラフィー法によるMMP-2及びMMP-9の検出において用いるまで、-30℃で貯蔵しておいた。

【0035】

<ゼラチンザイモグラフィー法によるMMP-2及びMMP-9の検出>

ゼラチンザイモグラフィー法によるMMP-2及びMMP-9の検出を行うのに先立ち、<ヒト表皮角化細胞の培養>において収集した4種のならし培地を全て35℃で1時間温置した。次いで、Tris-HClを0.05M、CaCl₂を5mM、SDS (sodium dodecyl-sulfate) を1%、glycerolを5%それぞれ含有するpH7.4の溶液に前記ならし培地を溶解させて、ゼラチンザイモグラフィー法に用いる試料とした。該試料を、0.5%のゼラチンを含んだポリアクリルアミドゲル7.5%を用いてSDS-PAGE法によりMMP-2及びMMP-9を分離した。SDS-PAGE法による分離の後、分離ゲルをTriton X-100を2.5%含有する溶液で1時間洗浄し、SDSを除去した。分離ゲルにおいて分離されたMMP-2及びMMP-9に分離ゲル中のゼラチンを分解させるために、反応用緩衝液（標準条件0.05M Tris-HCl (pH7.4) / 0.15M NaCl / 5mM CaCl₂ / 0.02% NaN₃）中において35℃で所定の時間分離ゲルを温置した。分離ゲルの染色は、Amidoblack B-10を0.1%含有する染色液を用いて行い、脱色は、酢酸10体積%、及びメタノール30体積%を含有する脱色液を用いて行った。4種のならし培地中のMMP-2及びMMP-9の検出結果を図1 (A) に示す。

【0036】

実施例2

ヒト表皮角化細胞の培養において、ヒト包皮角化細胞 (HFKs) を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0nM、0.4nM、2nM、10nMとなるようにLMBを添加する代わりに、ヒト包皮角化細胞 (HFKs) を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0nM、0.4nM、2nM、10nMとなるようにLMBを添加するとともに、Ca²⁺の培地に対する濃度が4つ全て1.5mMとなるように塩化カルシウム水溶液を添加した以外は、実施例1と同様の方法でヒト表皮角化細胞の培養、及びゼラチンザイモグラフィー法によるMMP-2及びMMP-9の検出を行った。結果を図1 (B) に示す。

【0037】

実施例3

ヒト表皮角化細胞の培養において、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、0.4 nM、2 nM、10 nMとなるようにLMBを添加する代わりに、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、0.4 nM、2 nM、10 nMとなるようにLMBを添加するとともに、TGF- β の培地に対する濃度が4つ全て1 ng/m1となるようにTGF- β を添加した以外は、実施例1と同様の方法でヒト表皮角化細胞の培養、及びゼラチンザイモグラフィー法によるMMP-2及びMMP-9の検出を行った。結果を図1（C）に示す。

【0038】

実施例4

ヒト表皮角化細胞の培養において、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、0.4 nM、2 nM、10 nMとなるようにLMBを添加する代わりに、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、0.4 nM、2 nM、10 nMとなるようにLMBを添加するとともに、TNF- α の培地に対する濃度が4つ全て10 ng/m1となるようにTNF- α を添加した以外は、実施例1と同様の方法でヒト表皮角化細胞の培養、及びゼラチンザイモグラフィー法によるMMP-2及びMMP-9の検出を行った。結果を図1（D）に示す。

【0039】

実施例5

ヒト表皮角化細胞の培養において、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、0.4 nM、2 nM、10 nMとなるようにLMBを添加する代わりに、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた4つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、0.4 nM、2 nM、10 nM

となるようにLMBを添加するとともに、IL-1 α の培地に対する濃度が4つ全て10-10MとなるようにIL-1 α を添加した以外は、実施例1と同様の方法でヒト表皮角化細胞の培養、及びゼラチンザイモグラフィー法によるMMP-2及びMMP-9の検出を行った。結果を図1 (E) に示す。

【0040】

図1 (A) に示す実施例1の結果から、無刺激下においては、培地に対するLMBの濃度が2nM以上となると、MMP-9の産生が阻害されていることがわかる。また、図1 (B) 及び図1 (C) に示す実施例2及び3の結果から、高濃度カルシウム又はTGF- β による分化刺激を行いMMP-9の産生が促進される条件下でも、培地に対するLMBの濃度が2nM以上となると、MMP-9の産生が阻害されていることがわかる。さらに、図1 (D) 及び図1 (E) に示す実施例4及び5の結果から、TNF- α 又はIL-1 α による炎症惹起刺激を行いMMP-9の産生が促進される条件下でも、培地に対するLMBの濃度が2nM以上となると、MMP-9の産生が阻害されていることがわかる。図1の結果から、LMBは、MMP-2と比較して、MMP-9の産生をより特異的に阻害することがわかる。

【0041】

実施例6

LMBの作用により、MMP-9のmRNAの産生が阻害されること、すなわち、MMP-9の産生が阻害されることを検証するために以下の実験を行った。

【0042】

<ヒト表皮角化細胞の培養>

新生児の包皮を、4°Cで、カゼイン分解活性が25.0 caseinolytic units/m1であるディスパーザで16時間処理した。鉗子を用いて、真皮から表皮をはぎとった後、表皮を0.05%トリプシンで5分間処理した。分離させたヒト包皮角化細胞 (HFKs) を、keratinocyte-SFM培地 (Invitrogen社製) を有するプレートにて37°Cで温置いて、3代にわたって継代培養した。次いで、ヒト包皮角化細胞 (HFKs) を3

代にわたって継代培養して得られた2つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、10 nMとなるようにLMBを添加し、さらに37℃で24時間温置した。

【0043】

＜RT-PCR法によるヒトMMP-9遺伝子のmRNA及びヒトGAPDH遺伝子のmRNAの検出＞

培養したヒト包皮角化細胞（HFKs）からの全RNAの抽出は、Wachiらの方法（Wachi et al. (1995) FEBS Lett. 368, 215-219）に従って行い、抽出した全RNAは、1 μg/mlの濃度の溶液として-80℃で貯蔵した。RT-PCR法は、Takara RNA PCR kit (Takara社製) を用いて行った。ヒトMMP-9に対するcDNAの277塩基対を增幅するために、116～136塩基対に位置する5'末端に対しては、センスプライマー（配列番号：1）を、372～392塩基対に位置する3'末端に対してはアンチセンスプライマー（配列番号：2）を用いた。ヒトGAPDHに対するcDNAの478塩基対を增幅するために、547～566塩基対に位置する5'末端に対しては、センスプライマー（配列番号：3）を、1005～1024塩基対に位置する3'末端に対してはアンチセンスプライマー（配列番号：4）を用いた。RNAの逆転写は、42℃で1時間温置することにより行った。逆転写して得られたcDNAのPCRにおける温置は、以下の温度プロファイルに従って行った。すなわち、1サイクルごとに、cDNAの変性を94℃で2分間行い、プライマーのアニーリングを60℃で30秒間行い、DNAポリメラーゼによるDNA鎖の合成を72℃で1分間行った。30サイクル行った後得られた溶液を分取して、臭化エチジウムを含有するアガロースゲルを用いて電気泳動を行い、得られたバンドを紫外線下で観察した。結果を図2に示す。図2中、Sample 1が、培地に対するLMB濃度が0 nMであった細胞を用いた結果を、Sample 2が、培地に対するLMB濃度が10 nMであった細胞を用いた結果を示す。

【0044】

実施例 7

ヒト表皮角化細胞の培養において、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた2つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、10 nMとなるようにLMBを添加する代わりに、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた2つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、10 nMとなるようにLMBを添加するとともに、Ca⁺の培地に対する濃度が2つ全て1.5 mMとなるように塩化カルシウム水溶液を添加した以外は、実施例6と同様の方法でヒト表皮角化細胞の培養、並びにRT-PCR法によるヒトMMP-9遺伝子のmRNA及びヒトGAPDH遺伝子のmRNAの検出を行った。結果を図2に示す。図2中、Sample 3が、培地に対するLMB濃度が0 nMであった細胞を用いた結果を、Sample 4が、培地に対するLMB濃度が10 nMであった細胞を用いた結果を示す。

【0045】

実施例8

ヒト表皮角化細胞の培養において、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた2つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、10 nMとなるようにLMBを添加する代わりに、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた2つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、10 nMとなるようにLMBを添加するとともに、TGF- β が培地に対する濃度が2つ全て1 ng/mlとなるようにTGF- β を添加した以外は、実施例6と同様の方法でヒト表皮角化細胞の培養、並びにRT-PCR法によるヒトMMP-9遺伝子のmRNA及びヒトGAPDH遺伝子のmRNAの検出を行った。結果を図2に示す。図2中、Sample 5が、培地に対するLMB濃度が0 nMであった細胞を用いた結果を、Sample 6が、培地に対するLMB濃度が10 nMであった細胞を用いた結果を示す。

【0046】

実施例9

ヒト表皮角化細胞の培養において、ヒト包皮角化細胞（HFKs）を3代にわたって継代培養して得られた2つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ0 nM、10 nMとなるようにLMBを添加する代わりに、ヒト包皮角化細胞（H

F K s) を 3 代にわたって継代培養して得られた 2 つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ 0 nM、10 nM となるように LMB を添加するとともに、TNF- α の培地に対する濃度が 2 つ全て 10 ng/m1 となるように TNF- α を添加した以外は、実施例 6 と同様の方法でヒト表皮角化細胞の培養、並びに RT-PCR 法によるヒト MMP-9 遺伝子の mRNA 及びヒト GAPDH 遺伝子の mRNA の検出を行った。結果を図 2 に示す。図 2 中、Sample 7 が、培地に対する LMB 濃度が 0 nM であった細胞を用いた結果を、Sample 8 が、培地に対する LMB 濃度が 10 nM であった細胞を用いた結果を示す。

【0047】

実施例 10

ヒト表皮角化細胞の培養において、ヒト包皮角化細胞 (HFKs) を 3 代にわたって継代培養して得られた 2 つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ 0 nM、10 nM となるように LMB を添加する代わりに、ヒト包皮角化細胞 (HFKs) を 3 代にわたって継代培養して得られた 2 つのプレートに、培地に対する濃度がそれぞれ 0 nM、10 nM となるように LMB を添加するとともに、IL-1 α の培地に対する濃度が 2 つ全て 10-10 M となるように IL-1 α を添加した以外は、実施例 6 と同様の方法でヒト表皮角化細胞の培養、並びに RT-PCR 法によるヒト MMP-9 遺伝子の mRNA 及びヒト GAPDH 遺伝子の mRNA の検出を行った。結果を図 2 に示す。図 2 中、Sample 9 が、培地に対する LMB 濃度が 0 nM であった細胞を用いた結果を、Sample 10 が、培地に対する LMB 濃度が 10 nM であった細胞を用いた結果を示す。

【0048】

図 2 の Sample 1 及び Sample 2 で示される実施例 6 の結果から、無刺激下においては、培地に対する LMB の濃度が 10 nM である場合に、GAPDH と比較して、MMP-9 の産生が阻害されていることがわかる。図 2 の Sample 3 及び Sample 4 で示される実施例 7 の結果から、高カルシウム刺激下においても、培地に対する LMB の濃度が 10 nM である場合に、GAPDH と比較して、MMP-9 の産生が阻害されていることがわかる。図 2 の Sample 5 及び Sample 6 で示される実施例 8 の結果から、TGF- β による

刺激下においても、培地に対するLMBの濃度が10nMである場合に、GAPDHと比較して、MMP-9の産生が阻害されていることがわかる。図2のSample 7及びSample 8で示される実施例9の結果から、TNF- α による刺激下においても、培地に対するLMBの濃度が10nMである場合に、GAPDHと比較して、MMP-9の産生が阻害されていることがわかる。図2のSample 9及びSample 10で示される実施例10の結果から、IL-1 α による刺激下においても、培地に対するLMBの濃度が10nMである場合に、GAPDHと比較して、MMP-9の産生が阻害されていることがわかる。以上の結果から、LMBの添加が、GAPDHと比較して、MMP-9の産生を阻害することが判明した。

【0049】

実施例11

LMBの作用によりMMP-9の産生が阻害されていることを検証するために、MMP-9遺伝子のpromoter配列のKRE-M9と、MMP-9の産生と、LMBとの関係を調べることを目的として以下の実験を行った。

<ヒト表皮角化細胞の培養>

新生児の包皮を、4°Cでカゼイン分解活性が25.0 caseinolytic units/mlであるディスパーザで16時間処理した。鉗子を用いて、真皮から表皮をはぎとった後、表皮を0.05%トリプシンで5分間処理した。分離させたヒト包皮角化細胞(HFKs)を、0.09mMのCa²⁺を含有するkeratinocyte-SFM培地(Life Technologies社製)を有する24wellのプレートにて37°Cで温置して、3代にわたって継代培養した。

【0050】

<ルシフェラーゼアッセイ測定用のベクター調製>

Kobayashiらの方法(Kobayashi et al. (2001) EMBO Rep. 2, 604-608)に従つて、MMP-9 promoter配列のKRE-M9を含んだ-73から+16までの塩基配列、およびKRE-M9を含まない-56から+16までの塩基配列を、ルシフェラーゼ遺伝子を含有するルシフェラーゼ発現ベクターであるp

GL3-basic vector (Promega社製) に、それぞれ挿入し、ベクター1及びベクター2を調製した。なお、KRE-M9を含んだ-73から+16までの塩基配列を含有する塩基配列を、図3 (C) に示す。

【0051】

<遺伝子導入>

ベクター1及びベクター2と遺伝子導入用試薬である Fugene 6 (Roche社製) とを用いて、DNA濃度3 μ g/1mIのベクター1溶液及びベクター2溶液を調製した。次いで、<ヒト表皮角化細胞の培養>で得られた24 wellのプレートのHFKs培養液のうち、12 wellのプレートに対してベクター溶液1を、残りの12 wellのプレートに対してベクター溶液2を、いずれも37°Cで添加して遺伝子導入を行い、さらに、ベクター1溶液を添加して得られた12 wellのプレートのうち、6 wellのプレートに対してLMB 10 nM加え、6 wellのLMB添加プレート1とし、残りの6 wellのプレートに対してはLMBを加えず、6 wellのLMB無添加プレート1とし、ベクター2溶液を添加して得られた12 wellのプレートのうち、6 wellのプレートに対してLMB 10 nM加え、6 wellのLMB添加プレート2とし、残りの6 wellのプレートに対してはLMBを加えず、6 wellのLMB無添加プレート2とし、次いで3時間静置した。以上のようにルシフェラーゼ遺伝子の遺伝子導入を行うことにより、MMP-9の産生とともにルシフェラーゼが産生することとなり、ルシフェラーゼによる発光反応における発光強度をマイクロプレスカウンターで測定することにより、MMP-9の産生をモニターすることができる。

【0052】

<ルシフェラーゼアッセイによる転写活性の測定>

ルシフェラーゼアッセイによる転写活性の測定を行った。ルシフェラーゼの活性は、ルシフェラーゼアッセイシステム (Luciferase assay system Promega社製) によって測定した。マイクロプレスカウンターとして、Microbeta (Perkin-Elmer社製) を用いた。測定は、6 wellのLMB添加プレート1、6 wellのLMB無添加プレ-

ト1、6wellのLMB添加プレート2、及び6wellのLMB無添加プレート2について、それぞれ6wellのプレートのうち3wellのプレートを用いて12時間後の総転写活性を測定し、さらに、残りの3wellのプレートを用いて24時間後の総転写活性を測定する測定方法とした。結果を図3 (A) 及び図3 (B) に示す。図3 (A) 及び図3 (B) において、上部の数値がKRE-M9を含むベクター1をHFKsに遺伝子導入した場合の総転写活性を示し、下部の数値がKRE-M9を含まないベクター2をHFKsに遺伝子導入した場合の総転写活性を示し、上部及び下部の数値のうち、上段の数値はLMB10nM添加した場合を示し、下段の数値はLMBを添加しなかった場合を示し、数字はarbitrary unitによるものであり、3wellのプレートの平均値を示す。標準偏差をerror barで示す。

【0053】

図3 (A) 及び図3 (B) の結果から、KRE-M9を含むベクター1をHFKsに遺伝子導入した場合において、総転写活性が遺伝子導入後12時間後、24時間後と時間を追って、総転写活性が増強し、且つ総転写活性はLMBを添加することによって、遺伝子導入後12時間後、24時間後ともに、Promoter活性が、それぞれ、約5分の1、及び約7分の1に抑制された。また、KRE-M9を含まないベクター2をHFKsに遺伝子導入した場合においては、転写活性が全く検出されなかった。以上のことから、KRE-M9がMMP-9の転写活性を促進する上で重要であること、及びKRE-M9が、LMBが存在する場合において、MMP-9の転写活性を阻害することを通じて、発現調節に働くことが示され、LMBがMMP-9の産生を阻害する薬剤として有効であることが支持された。

【0054】

【発明の効果】

本発明のMMP-9の産生を阻害する薬剤は、MMP-9の産生を、MMP-2と比較して、特異的に阻害でき、さらには、高濃度のカルシウムを添加することによる刺激又はTGF- β を添加することによる刺激などの分化刺激を行う条件下、及びTNF- α を添加することによる刺激又はIL-1 α を添加すること

による刺激などの炎症惹起刺激を行う条件下においても MMP-9 の産生を阻害することができる。

【0055】

【配列表】

【0056】

配列番号：1 配列の長さ：21 配列の型：核酸 鎖の数：一本鎖 トポロジー：直鎖状 配列の種類 complementary DNA 配列 G G A
G A C C T G A G A A C C A A T C T C

【0057】

配列番号：2 配列の長さ：21 配列の型：核酸 鎖の数：一本鎖 トポロジー：直鎖状 配列の種類 complementary DNA 配列 T C C
A A T A G G T G A T G T T G T C G T

【0058】

配列番号：3 配列の長さ：20 配列の型：核酸 鎖の数：一本鎖 トポロジー：直鎖状 配列の種類 complementary DNA 配列 G T C
A T C C A T G A C A A C T T T G G

【0059】

配列番号：4 配列の長さ：20 配列の型：核酸 鎖の数：一本鎖 トポロジー：直鎖状 配列の種類 complementary DNA 配列 T G C
T G T A G C C A A A T T C G T T G

【図面の簡単な説明】

【図1】

(A) は無刺激下における、(B) は高濃度カルシウム刺激下における、(C) は TGF- β による刺激下における、(D) は TNF- α による刺激下における、(E) は IL-1 α による刺激下における、ヒト表皮角化細胞の MMP-2 及び MMP-9 の産生に及ぼす LMB の影響を示す図である。

【図2】

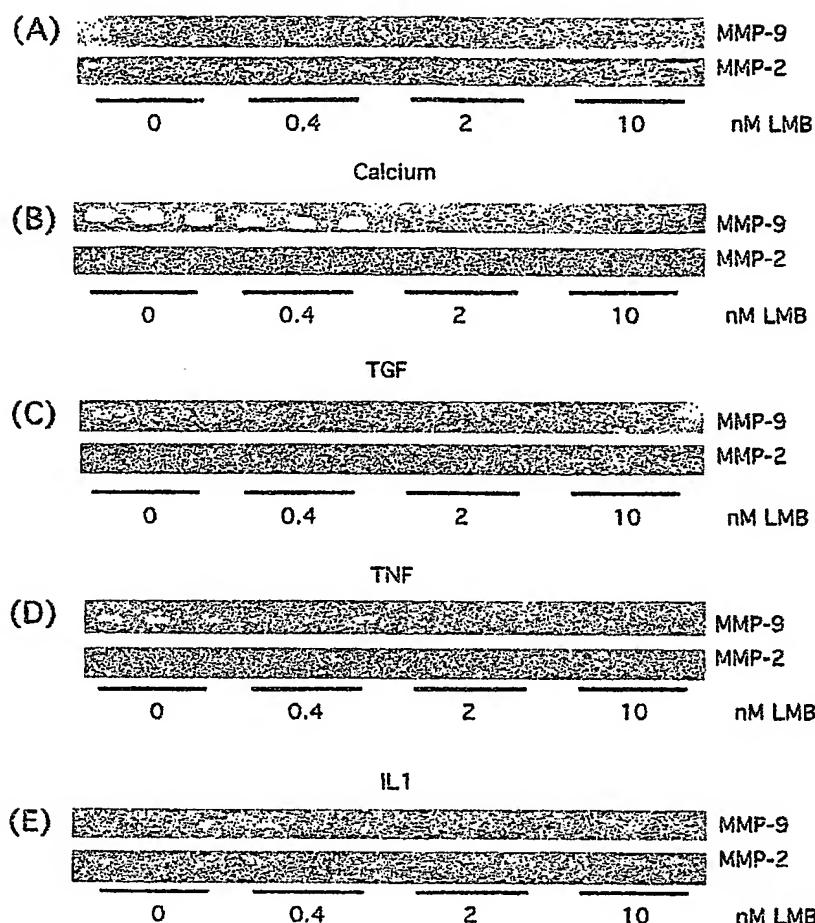
ヒト表皮角化細胞の MMP-9 の mRNA 及び GAPDH の mRNA の産生に及ぼす LMB の影響を示す図である。

【図3】

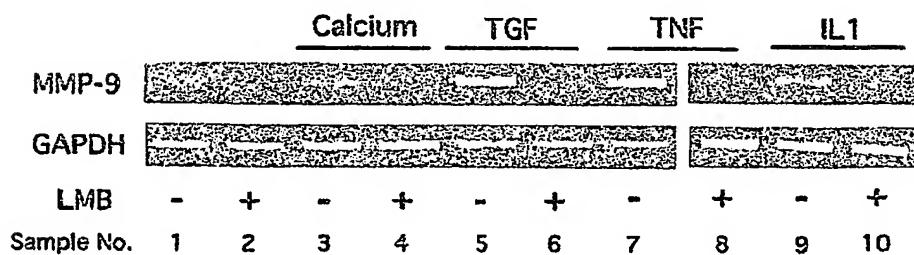
(A) 及び (B) は、ルシフェラーゼアッセイによるヒト表皮角化細胞のMM P-9 の総転写活性の測定結果を示す図であり、 (C) は、 K R E - M 9 を含んだ-73から+16までの塩基配列を含有する塩基配列を示す図である。

【書類名】 図面

【図 1】

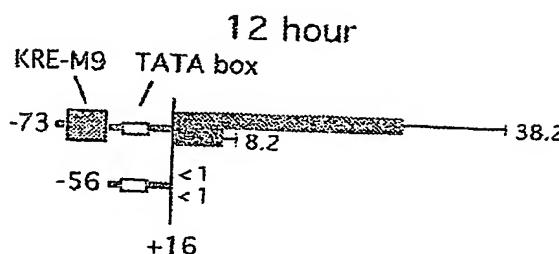


【図 2】



【図3】

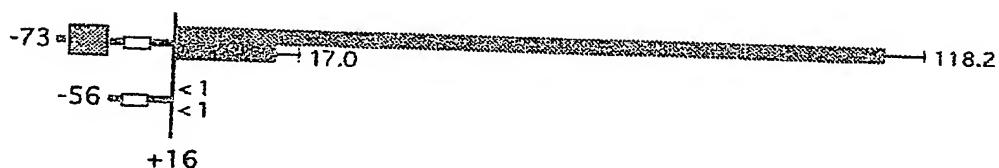
A



Upper column, ; LMB (-)
Lower column, ; LMB (+)

R

24 hour



Upper column, : LMB (-)
Lower column, : LMB (+)

C

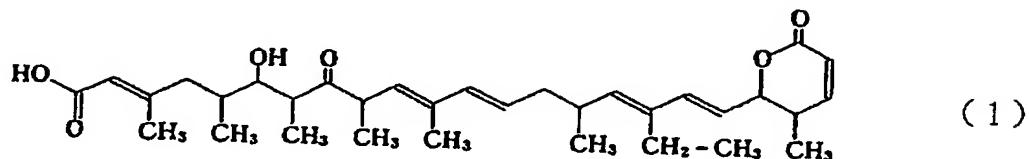
TCAGC ACTTG CCTGT CAAGG AGGGG TGGGG TCACA GGAGC GCCTC CTTAA AGCCC
 -60 -40
 KRE-M9 TATA box
 -20 +1 +21
 CCACA ACAGC AGCTG CAGTC AGACA CCTCT GCCCT CACCA TGAGC CTCTG GCAGC
 Met

【書類名】 要約書

【課題】 MMP-9 の產生を阻害する新規な薬剤を提供すること。

【解決手段】 下記式 (1) :

【化1】



で示されるレプトマイシンB又はその誘導体を有効成分として含有する、マトリックスメタロプロテアーゼー9の產生を阻害するための薬剤。

【選択図】

図 2

認定・付加情報

特許出願の番号	特願 2003-136738
受付番号	50300805517
書類名	特許願
担当官	植田 晴穂 6992
作成日	平成15年 8月 1日

<認定情報・付加情報>

【特許出願人】

【識別番号】 396020800

【住所又は居所】 埼玉県川口市本町4丁目1番8号

【氏名又は名称】 科学技術振興事業団

【代理人】

【識別番号】 100098682

【住所又は居所】 東京都千代田区神田須田町1-16 本郷ビル5
階 赤塚国際特許事務所

【氏名又は名称】 赤塚 賢次

特願 2003-136738

出願人履歴情報

識別番号

[396020800]

1. 変更年月日

1998年 2月24日

[変更理由]

名称変更
埼玉県川口市本町4丁目1番8号
科学技術振興事業団

住 所

氏 名

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- BLACK BORDERS**
- IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- FADED TEXT OR DRAWING**
- BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- SKEWED/SLANTED IMAGES**
- COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- GRAY SCALE DOCUMENTS**
- LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- OTHER:** _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.